

## BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND

**PRIORITY  
DOCUMENT**  
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN  
COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)



REC'D 09 NOV 2000  
WIPO PCT

*Stz*

10/070099

**Prioritätsbescheinigung über die Einreichung  
einer Patentanmeldung**

DE 00/02924

4

**Aktenzeichen:**

199 43 520.0

**Anmeldetag:**

11. September 1999

**Anmelder/Inhaber:**

Dr. Michael Niederweiss, Erlangen/DE  
Dr. Stefan Bössmann, Karlsruhe/DE

**Bezeichnung:**

Verfahren zur Herstellung eines kanalbildenden  
Proteins

**Priorität:**

31.08.1999 DE 199 41 416.5

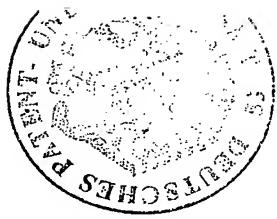
**IPC:**

C 07 K, C 12 N

**Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patentanmeldung.**

München, den 22. September 2000  
Deutsches Patent- und Markenamt  
Der Präsident  
Im Auftrag

*Dzierzon*



Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung eines bildenden Proteins aus einem Gram-positiven Bakterium, wobei 5 das kanalbildende Protein durch Expression aus E.coli gewonnen wird.

## Verfahren zur Herstellung eines kanalbildenden Proteins

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung eines kanalbildenden Proteins, ein kanalbildendes Protein, ein Gen 5 und ein mutiertes *mspA*-Gen, einen Plasmidvektor und ein Überexpressionssystem.

Die Erfindung betrifft allgemein das technische Gebiet der Herstellung von Nanostrukturen. Zu den bisher am besten charakterisierten Nanostrukturen gehören Kohlenstoff-Nanokanäle 10 (Yakobson, B. I. and Smalley, R. E. Fullerene nanotubes: C<sub>1,000,000</sub> and beyond. *Am Sci* 85, 324, 1997), Mit Kohlenstoff-Nanokanälen konnte gezeigt werden, daß die elektronischen Eigenschaften durch ihre strukturellen Details 15 kontrolliert werden. Die Synthese von Kohlenstoff-Nanokanälen erfolgt durch verschiedene Varianten von CVD (chemical vapor deposition) (Fan, S., Chapline, M. G., Franklin, N. R., Tumbler, T. W., Cassell, A. M. and Dai, H. Self-oriented regular arrays of carbon nanotubes and their field emission properties. Science 283, 512-4, 1999) und ist damit sehr aufwendig. 20

Aus Johnson, S. A., Ollivier, P. J. and Mallouk, T. E. Ordered mesoporous polymers of tunable pore size from colloidal silica templates. Science 283, 963-965 (1999) ist ein Verfahren zur Herstellung von organischen Nanokanälen auf der Grundlage eines Templates bekannt. Damit können Nanokanäle mit einem Durchmesser von 5 bis 35 nm hergestellt werden.

Mycobakterien gehören zu einer Untergruppe von Gram-positiven 30 Bakterien, die Mycolsäuren besitzen und die die Gattungen *Corynebacterium*, *Nocardia*, *Rhodococcus*, *Gordona*, *Tsukamurella*, *Dietzia* einschließen.

Trias, J. and Benz, R. Permeability of the cell wall of *Mycobacterium smegmatis*. Mol Microbiol 14, 283-290 (1994) beschreiben kanalbildende Proteine, nämlich Porine, in der Mycolsäure-Schicht von Mycobakterien. Biochemische oder molekulargenetische Daten über diese Porine wurden bisher nicht veröffentlicht.

Aus Lichtinger, T., Burkovski, A., Niederweis, M., Kramer, R. and Benz, R. Biochemical and biophysical characterization of the cell wall porin of *Corynebacterium glutamicum*: the channel is formed by a low molecular mass polypeptide. Biochemistry 37, 15024-32 (1998), ist ein Verfahren zur Präparation von Porinen aus Corynebakterien bekannt. Dieses Verfahren ist relativ ineffizient.

15

Mukhopadhyay, S., Basu, D. and Chakrabarti, P. Characterization of a porin from *Mycobacterium smegmatis*. J Bacteriol 179, 6205-6207 (1997) beschreiben die Extraktion von Porinen aus *M. smegmatis* mit einem Puffer mit 1 % Zwittergent durch Inkubation bei Raumtemperatur für eine Stunde. Die Ausbeuten waren schlecht und die Verunreinigung mit anderen Proteinen groß.

25

Aufgabe der Erfindung ist es, die Nachteile nach dem Stand der Technik zu beseitigen. Es soll insbesondere ein einfaches und schnelles Verfahren mit verbesserter Ausbeute zur Herstellung kanalbildender Proteine angegeben werden. Die kanalbildenden Proteine sollen insbesondere zur Herstellung von Nanostrukturen geeignet sein.

30

Diese Aufgabe wird durch die Merkmale der Ansprüche 1, 23 bis 31 gelöst. Zweckmäßige Weiterbildungen ergeben sich aus den Merkmalen der Ansprüche 2 bis 22 sowie ggf. 27 und 28.

Nach Maßgabe der Erfindung ist ein Verfahren zur Herstellung eines in Gram-positiven Bakterien vorkommenden kanalbildenden Proteins vorgesehen, wobei das kanalbildende Protein durch heterologe Expression oder durch Aufreinigung aus Mycobakterien gewonnen wird.

Unter den kanalartigen Proteinen werden solche Proteine verstanden, die natürlicherweise insbesondere in der Zellwand der Gram-positiven Bakterien vorkommen.

10

Das erfindungsgemäße Verfahren ist wesentlich effizienter als die bisher beschriebenen Verfahren, bietet die Möglichkeit einer weitgehenden Automatisierung der chromatographischen Aufreinigung und ermöglicht eine drastisch erhöhte Ausbeute.

15

Das Gram-positive Bakterium kann ein mindestens eine Mycoläsäure enthaltendes Bakterium sein. Nach einer Ausgestaltung ist das Bakterium ein Mykobakterium, vorzugsweise *Mycobacterium smegmatis*.

20

Das kanalbildende Protein kann ein Porin sein. Bevorzugt wird ein Porin, das gegenüber organischen Lösungsmitteln chemisch stabil und/oder bis zu einer Temperatur von 80°C, vorzugsweise 100°C thermisch stabil ist.

Das Porin ist vorzugsweise MspA. Dieses Protein eignet sich wegen seinen überraschenden chemischen und thermischen Stabilität besonders gut zur Herstellung von Nanostrukturen.

30

Eine gute Ausbeute wird erzielt, wenn die heterologe Expression in *E.coli* durchgeführt wird. Zur weiteren Erhöhung der Ausbeute kann das kanalbildende Protein durch Überexpression, vorzugsweise aus *E.coli* oder Mycobakterien, gewonnen werden. Zweckmäßigerweise wird zur Expression ein für ein kanalbil-

dendes Protein, vorzugsweise ein Porin, codierendes Gen benutzt wird. Vorteilhaft ist es weiter, daß zur Überexpression ein *mspA*-Gen gemäß Sequenz 1 (siehe unten) benutzt wird. Zur Expression kann insbesondere aber auch ein von der Sequenz 1 abgeleitetes mutiertes Gen benutzt werden, wobei die Mutation so ausgebildet ist, daß die chemische und thermische Stabilität sowie die kanalartige Struktur des exprimierten Proteins im wesentlichen denen von *MspA* entspricht. Die Mutation kann auch im wesentlichen in einer Angleichung der Codons von *mspA* an die Codons der in *E.coli* hoch exprimierenden Gene bestehen. Zur Überexpression kann auch ein mutiertes *mspA*-Gen benutzt werden, wobei die Mutation im wesentlichen darin besteht, daß der GC-Gehalt auf weniger als 66% vermindert ist. Die Anpassung der Codon-Benutzung verbessert die Überexpression von *MspA* in *E.coli* erheblich.

Durch Herstellung des kanalbildenden Proteins *MspA* aus *E. coli* kann die Ausbeute gegenüber dem oben beschriebenen Verfahren zur Präparation des nativen Proteins noch einmal um den Faktor 10 bis 20 gesteigert werden.

Es hat sich als vorteilhaft erwiesen, zur Überexpression das *synmspA*-Gen gemäß Sequenz 4 zu benutzen. Dazu kann ein zur Überexpression in *E.coli* geeigneter Vektor verwendet werden, in den das *synmspA*-Gen gemäß Sequenz 4 eingesetzt ist. Solche geeigneten Vektoren sind z.B. von Hannig, G. und Makrides, S.C. in Trends in Biotechnology, 1998, Vol. 16, pp54 beschrieben. Der Offenbarungehalt dieses Dokuments wird hiermit einbezogen.

30

Es hat sich weiter als vorteilhaft erwiesen, das kanalbildende Proteine mittels nicht-ionischer oder zwitterionischer Detergentien aus der Zellwand von Gram-positiven Bakterien zu gewinnen. Die Detergentien können aus der folgenden Gruppe

ausgewählt sein: Isotridecylpoly(ethyleneglycoether)<sub>n</sub>, Alkylglucoside, besonders Octylglucosid, Alkylmaltoside, besonders Dodecylmaltosid, Alkylthioglucoside, besonders Octylthioglucosid, Octyl-Polyethylenoxide und Lauyldiamminoxid.

5 Es ist zweckmäßigerweise eine zweifache kritischer micellarer Konzentration (CMC) in einem Phosphatpuffer (100 mM Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>/NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>, pH 6.5, 150 mM NaCl) eingestellt worden. - Die zwitterionischen und nicht-ionischen Detergentien lösen insbesondere das kanalbildende Protein MspA sehr selektiv und 10 mit guter Ausbeute aus der Zellwand von *M. smegmatis*.

Es hat sich weiter als zweckmäßig erwiesen, daß die Temperatur bei der Extraktion zwischen 80 und 110 °C, vorzugsweise zwischen 90 und 100 °C, und/oder die Extraktionszeit 5 bis 15 120 Minuten, vorzugsweise 25 - 35 Minuten, beträgt. Vorteilhaft ist weiter die Benutzung eines Puffers mit einer Ionenstärke von mehr als 50 mM NaCl oder Na-Phosphat.

Insbesondere eine Durchführung der Extraktion bei 100 °C die 20 Verwendung eines Puffers mit hoher Ionenstärke sowie zwitterionischer und nicht-ionischer Detergentien verbessern das Extraktionsverfahren für Porine aus *Mycobacterium smegmatis*. Es bietet gegenüber den bisherigen Verfahren zur Aufreinigung solcher Proteine mit Hilfe organischer Lösungsmittel oder der Extraktion bei Raumtemperatur folgende Vorteile:

- aa) Verzicht auf organische Lösungsmittel
- bb) geringe Verunreinigungen mit anderen Proteinen
- cc) effiziente Extraktion

30 Es ist auch möglich, MspA zur Aufreinigung in Dimethylsulfoxid bei einer Temperatur im Bereich von 50 - 110 °C zu lösen; danach kann die Lösung vom Rückstand getrennt und MspA durch Abkühlen ausgefällt werden.

Durch heterologe Expression gewonnenes MspA kann durch kann durch Anlegen einer Gleichspannung renaturiert werden. Zweckmäßig ist das Anlegen einer Spannung im Bereich von 50 V für 5 eine Zeit von etwa 30 Minuten.

Gegenstand der Erfindung ist weiterhin ein kanalbildendes Protein aus einem Gram-positiven Bakterium hergestellt nach dem erfindungsgemäßen Verfahren.

10

Das Gram-positive Bakterium kann ein Mycolsäure enthaltendes Bakterium sein, wobei zweckmäßigerweise das Bakterium ein Mykobakterium, vorzugsweise *Mycobacterium smegmatis*, ist.

15

Von besonderem Vorteil ist es, daß das kanalbildende Protein ein Porin ist, das insbesondere gegenüber organischen Lösungsmitteln chemisch stabil ist. Das Porin ist vorzugsweise bis zu einer Temperatur von 80°C, vorzugsweise 100°C, thermisch stabil. Es kann sich dabei um das Porin MspA handeln. 20 Es ist aber auch denkbar, daß weitere hier nicht genannte Porine diese Eigenschaften aufweisen und damit vom Gegenstand der vorliegenden Erfindung umfaßt sind.

Die erfindungsgemäßen kanalbildenden Proteine haben die folgenden Vorteile:

aaa) Sie lassen sich in organischen Lösungsmittel (z. B. CHCl<sub>3</sub>/MeOH) lösen, ohne zu denaturieren. Die Fähigkeit zur Kanalbildung bleibt in organischen Lösungsmitteln erhalten.

30

bbb) Sie lassen sich mit Aceton fällen, ohne zu denaturieren.

ccc) Sie überstehen selbst Kochen in Detergentien (z. B. 10 min in 3% SDS), ohne zu denaturieren.

Diese extreme Stabilität der erfindungsgemäßen Proteine gegenüber chemischer und thermischer Denaturierung ermöglicht deren Verwendung zur Herstellung von technisch verwertbaren 5 Nanostrukturen.

Nach Maßgabe der Erfindung wird weiterhin beansprucht ein Gen, kodierend für ein kanalbildendes Protein, vorzugsweise ein Porin, aus Gram-positiven Bakterien. Das Gen kann das 10 mspA-Gen gemäß Sequenz 1 sein.

Als weiterer Gegenstand kommt auch ein mutiertes mspA-Gen in Betracht, wobei die Mutation im wesentlichen in einer Angleichung der Codons von mspA an die Codons der in *E.coli* hoch exprimierten Gene besteht. Die Mutation kann im wesentlichen 15 darin bestehen, daß der GC-Gehalt auf weniger als 66% vermindert ist. Die Mutation kann aber auch so ausgebildet sein, daß die chemische und thermische Stabilität sowie die kanalartige Struktur des exprimierten Proteins im wesentlichen der 20 von MspA entspricht. Weitere hier nicht genannte Mutationen sind für den Fachmann ebenfalls denkbar. Gene, die zur Ausbildung der erfindungsgemäßen kanalartigen Proteine führen, sind vom beanspruchten Schutzmfang umfaßt. Z.B. ein mutiertes mspA-Gen, wobei das mutierte Gen das synmspA-Gen gemäß 25 Sequenz 4 (siehe unten) ist.

Nachfolgend werden anhand der Figuren Beispiele der Erfindung erläutert. Es zeigen:

30 Fig. 1 die Reinigung von MspA aus *M. smegmatis* in chromatographischer Darstellung,

Fig. 2 die Reinigung von MspA aus *E. coli* in chromatographischer Darstellung,

Fig. 3 die Konstruktion des Plasmidvektors pMN501,

Fig. 4 eine schematische Ansicht einer Vorrichtung zur Re-  
5 naturierung und

Fig. 5 ein renaturiertes MspA in chromatographischer Dar-  
stellung.

10 Fig. 1 zeigt die Reinigung des Kanalproteins MspA aus *M. smegmatis*. Die Proteine wurden mit einem 10 %igen SDS-Polyacrylamidgel nach getrennt. Das Gel wurde mit Coomassie Blue gefärbt. Spuren: (M) Massenstandard: 200, 116, 97, 66, 55, 36.5, 31, 21.5, 14.4 kDa; (1) Extrakt von *M. smegmatis* mit PLD12-Puffer PLD012-Puffer (100 mM Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>/NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>, pH 6.5, 150 mM NaCl, 0.12 % LDAO). (2) 33 µg aufgereinigtes MspA. Die Proben wurden 30 min bei 37 °C inkubiert, bevor sie auf das Gel aufgetragen wurden. Die Sequenz des mspA-Gens, mspA-Gen + Promotor sowie das MspA-Protein mit vermuteter 15 Signalsequenz ist in den Sequenzprotokollen 1 - 3 wiedergegeben.

20

25 Fig. 2 zeigt die Reinigung des Kanalproteins MspA aus *E. coli*. Die Proteine wurden mit einem 10 %igen SDS-Polyacrylamidgel. Das Gel wurde mit Coomassie Blue gefärbt. Spuren: (1) Lysat von *E. coli* BL21(DE3)/pMN501 vor der Induktion durch IPTG. (2) Lysat von *E. coli* BL21(DE3)/pMN501 nach der Induktion durch IPTG. (3) Massenstandard: 200, 116, 97, 66, 55, 36.5, 31, 21.5, 14.4 kDa. Die Proben wurden 30 min 30 bei 37 °C inkubiert, bevor sie auf das Gel aufgetragen wurden.

In Fig. 3 ist schematisch die Konstruktion des Plasmids pMN501 zur Überexpression von MspA in *E. coli* BL21(DE3) dargestellt. Die verwendeten Abkürzungen bedeuten:

5 lacI: Gen codierend für den Laktose-Repressor  
nptI: Gen codierend für die Neomycinphosphotransferase; sie vermittelt Kanamycinresistenz  
Ori: Replikationsursprung  
RBS: Ribosomenbindestelle

10 Fig. 4 zeigt schematischen eine Vorrichtung zur Renaturierung von monomerem MspA. Eine Pipettenspitze aus Polyethylen von 5 cm Länge, dessen unteres Ende nach ca. 2 mm abgeschnitten wurde, wurde mit einer 1.7 %igen Agarose-Lösung (in TAE-Puffer) gefüllt. Eine Bleistiftmine (Typ: Eberhard Faber, 3H) wurde auf eine Länge von 5 cm gekürzt. Ein Polypropylengefäß ohne Deckel wurde mit 60 µl einer Lösung mit 5 µg denaturiertem MspA gefüllt und die Pipettenspitze und die Bleistiftmine in die Lösung gestellt. Dann wurde die Pipettenspitze als Kathode und die Bleistiftmine als Anode angeschlossen.

Fig. 5 zeigt die Renaturierung von denaturiertem MspA. Die Proteine wurden mit einem 10 %igen SDS-Polyacrylamidgel nach (Schägger, H. and von Jagow, G. Tricine-sodium dodecyl sulfate-polyacrylamide gel electrophoresis for the separation of proteins in the range from 1 to 100 kDa. Anal Biochem 166, 368-79 (1987)) getrennt. Das Gel wurde mit Silber gefärbt. Spuren: (M) Massenstandard: 116, 97, 66, 55, 36.5, 31, 21.5, 30 14.4 kDa; (1) 800 ng denaturiertes MspA (2) 800 ng MspA nach der Renaturierungsreaktion. Die Proben wurden 30 min bei 37 °C inkubiert, bevor sie auf das Gel aufgetragen wurden.

Die Fig. 6a bis c zeigen elektronenmikroskopische Aufnahmen von Modifikationen des Kanalproteins MspA aus *M. smegmatis*. Die Herstellung der Proben erfolgt nach folgendem Protokoll: Ein Milliliter einer Lösung des Kanalproteins MspA ( $c(MspA) = 5 17,2 \times 10^{-9} \text{ mol/L}$ , 100 mM  $\text{Na}_2\text{HPO}_4/\text{NaH}_2\text{PO}_4$ , pH 6,5, 150 mM NaCl, 0,10 g/L SDS) werden bei 24,5°C in einem Ultraschallbad dispergiert. Zwischen der Flüssigkeitsoberfläche und der HOPG (Kohlenstoff) - Oberfläche ( $1,0 \text{ mm}^2$ ) wird ein konstanter Abstand von 5,0 cm eingestellt. Die HOPG-Oberfläche wird für 10 Sekunden den dispergierten Flüssigkeitströpfchen ausgesetzt.

In Fig. 6a liegen isolierte Kanalproteine vor. In Fig. 6b ist eine Bänderstruktur erkennbar, die große Poren mit einem Durchmesser von 12 nm aufweist. Aus Fig. 6c ist ersichtlich, daß die Bänderstruktur zwei Typen von Kanälen beitzt, nämlich erste Kanäle mit einem kleinen Durchmesser von etwa 2.4 nm und zweite Kanäle mit größeren Durchmesser von etwa 9.0 bis 10,0 nm.

Beispiel 1: Aufreinigung von MspA aus *M. smegmatis*.  
 Zwei Liter 7H9-Medium mit 0.05 % Tween 80 und 0.2 % Glycerin werden mit *M. smegmatis* mc<sup>2</sup>155 beimpft und 2 Tage bei 37°C geschüttelt (Jacobs, W. R., Jr., Kalpana, G. V., Cirillo, J. D., Pascopella, L., Snapper, S. B., Udani, R. A., Jones, W., Barletta, R. G. and Bloom, B. R. Genetic systems for mycobacteria. *Methods Enzymol* 204, 537-55 (1991)).

7.9 g Zellen (Naßgewicht) werden nach Zentrifugation für 10 min bei 10000 g erhalten und in 28 mL PLD012-Puffer (100 mM  $\text{Na}_2\text{HPO}_4/\text{NaH}_2\text{PO}_4$ , pH 6.5, 150 mM NaCl, 0.12 % LDAO) resuspendiert und 30 Minuten im Wasserbad gekocht. Dieser Rohextrakt wird mit 28 mL Aceton gefällt, der Niederschlag in 8 mL ALD012-Puffer Puffer (25 mM Hepes, pH 7.5, 10 mM NaCl, 0.12 % LDAO) aufgenommen und über eine G25-Säule mit demsel-

ben Puffer entsalzt. Die Protein-enthaltenden Fraktionen werden vereinigt und an einem Anionenaustauscher (POROS HQ20) mit einem linearen NaCl-Gradienten von 10 mM bis 2 M NaCl getrennt. Natives MspA (100 kDa) eluiert bei 680 mM NaCl. Die 5 Ausbeute beträgt 670 µg MspA mit einer Reinheit von über 90 % (s. Fig. 1).

Beispiel 2: Verfahren zur Präparation des Kanalproteins MspA aus *E. coli*

10 Zur weiteren Erhöhung der Ausbeute an MspA wird eine Überexpression des entsprechenden Gens vorgeschlagen. Zunächst wird das *mspA*-Gen kloniert, das für das Kanalprotein MspA aus *Mycobacterium smegmatis* mc<sup>2</sup>155 kodiert. Es wird das T7-Expressionssystem für die Überexpression des *mspA*-Gens gewählt.

15 Das *mspA*-Gen wird aus dem Plasmid pPOR6 über PCR amplifiziert. In der nativen *mspA*-Sequenz werden alle Codons verändert, die in stark exprimierten Genen aus *Escherichia coli* selten vorkommen. Im Sequenzprotokoll 4 (siehe unten), sind 20 alle eingeführten Mutationen aufgelistet. Diese *synmspA* genannte DNA wird nach der Methode von Stemmer (Stemmer, W. P., Crameri, A., Ha, K. D., Brennan, T. M. and Heyneker, H. L. Single-step assembly of a gene and entire plasmid from large 25 numbers of oligodeoxyribonucleotides. *Gene* 164, 49-53 (1995)) durch Assemblierung von Oligonucleotiden synthetisiert und anstelle des *mspA*-Gens in den Vektor pMN500 eingesetzt. Das resultierende Plasmid pMN501 (Fig.3) vermittelt in Zellen von *E. coli* BL21(DE3) eine starke Expression von denaturiertem 30 MspA-Monomer (20 kDa) nach Induktion mit IPTG. Das so exprimierte MspA kann dem Sequenzprotokoll 5 (siehe unten) entnommen werden

Beispiel 3: Aufreinigung von MspA aus *E. coli*

Ein Liter LB-Medium mit 30 µg/mL Kanamycin wird mit *E. coli* BL21(DE3)/pMN500 beimpft und bei 37°C bis zu einer OD<sub>600</sub> von 0.6 geschüttelt. Dann wird mit 1 mM IPTG induziert und die 5 Zellen noch sechs Stunden bei 37°C bis zu einer OD<sub>600</sub> von 2.2 geschüttelt. Die Zellen werden in 40 mL A-Puffer (25 mM HEPES, pH 7.5, 10 mM NaCl) resuspendiert und durch zehnminütiges Kochen in Wasser aufgeschlossen. Nach einer zehnminütigen 10 Inkubation auf Eis werden die Zelltrümmer und die ausgefallenen Proteine durch Zentrifugation bei 10000 g für 10 min abgetrennt. Der Überstand wird an einem Anionenaustauscher 15 (POROS HQ20) mit einem linearen NaCl-Gradienten von 10 mM bis 2 M NaCl getrennt. Denaturiertes MspA eluiert bei 350 mM NaCl. Um höhermolekulare Proteine abzutrennen, werden die Fraktionen mit MspA vereinigt und eine Gelfiltration durchgeführt. Die Ausbeute beträgt 10 mg MspA mit einer Reinheit von 15 über 95 % (Daten nicht gezeigt).

Beispiel 4: Elektrochemische Assemblierung des Kanalproteins MspA

Durch die Überexpression von MspA in *E. coli* ist es zwar 20 leicht möglich, das Kanalprotein mit einer guten Ausbeute zu isolieren. Das gewonnene Protein liegt zum großen Teil in inaktiver Form vor. Die Überführung in die aktive Form bzw. Renaturierung von monomerem MspA kann nach folgendem Protokoll erfolgen:

Die Renaturierung findet in einer speziell für diesen Zweck entwickelten Apparatur statt (Fig. 4). Die Renaturierungsreaktion wird mit 5 µg MspA in monomerer Form in dieser Reaktionsapparatur durch Anlegen einer Spannung von 50 V für 30 min durchgeführt. Zum Schluß wird die Spannung für fünf Sekunden umgepolt, um an der Bleistiftmine adsorbiertes Porin wieder zu lösen.

Das Protein wird nach der oben beschriebenen Renaturierungsreaktion in einem Proteingel untersucht (s. Fig. 5). Dabei stellt sich heraus, daß ein großer Teil des Proteins zu oligomeren Einheiten assembliert ist. Durch Rekonstitutionsexperimente kann gezeigt werden, daß das MspA in dieser Form wieder hohe Kanalaktivität besitzt. Das beweist, daß die Renaturierung von MspA durch geringe Gleichspannungen möglich ist.

5

10 Diese Renaturierungsreaktion ist sehr einfach durchzuführen und ist damit ein wichtiger Bestandteil der Präparation von funktionalem Kanalprotein MspA aus überproduzierenden *E. coli*.

15

Liste der Sequenzprotokolle:

1. mspA-Gen, translatiert

20

2. mspA-Gen + Promotor, translatiert
3. MspA-Proteins mit vermuteter Signalsequenz
4. synmspA-Gen, translatiert
5. rMspA-Protein

5 <110> Niederweis Dr., Michael  
 Bossmann Dr., Stefan  
 10 <120> Synthese von Nanostrukturen mit Kanalproteinen  
 15 <130> MN01  
 20 <140>  
 <141>  
 <160> 5  
 25 <170> PatentIn Ver. 2.1  
 <210> 1  
 <211> 636  
 <212> DNA  
 30 <213> *Mycobacterium smegmatis*  
 <220>  
 <221> CDS  
 <222> (1)..(636)  
 <223> *mspA*-Gen  
 <400> 1  
 atg aag gca atc agt cgg gtg ctg atc gcg atg gtt gca gcc atc gcg 48  
 Met Lys Ala Ile Ser Arg Val Leu Ile Ala Met Val Ala Ala Ile Ala  
 35 1 5 10 15  
 gcg ctt ttc acg agc aca ggc acc tct cac gca ggc ctg gac aac gag 96  
 Ala Leu Phe Thr Ser Thr Gly Thr Ser His Ala Gly Leu Asp Asn Glu  
 40 20 25 30  
 35 <400> 2  
 ctg agc ctc gtt gat ggc cag gac cgc acc ctc acc gtg cag cag tgg 144  
 Leu Ser Leu Val Asp Gly Gln Asp Arg Thr Leu Thr Val Gln Gln Trp  
 45 35 40 45  
 40 <400> 3  
 gac acc ttc ctc aat ggt gtg ttc ccc ctg gac cgc aac cgt ctt acc 192  
 Asp Thr Phe Leu Asn Gly Val Phe Pro Leu Asp Arg Asn Arg Leu Thr  
 55 50 55 60  
 50 <400> 4  
 cgt gag tgg ttc cac tcc ggt cgc gcc aag tac atc gtg gcc ggc ccc 240  
 Arg Glu Trp Phe His Ser Gly Arg Ala Lys Tyr Ile Val Ala Gly Pro  
 65 65 70 75 80  
 55 <400> 5  
 ggt gcc gac gag ttc gag ggc acg ctg gaa ctc ggc tac cag atc ggc 288  
 Gly Ala Asp Glu Phe Glu Gly Thr Leu Glu Leu Gly Tyr Gln Ile Gly  
 90 85 90 95  
 60 <400> 6  
 ttc ccg tgg tcg ctg ggt gtg ggc atc aac ttc agc tac acc acc ccg 336  
 Phe Pro Trp Ser Leu Gly Val Gly Ile Asn Phe Ser Tyr Thr Pro  
 100 100 105 110  
 65 <400> 7  
 aac atc ctg atc gac gac ggt gac atc acc gct ccg ccg ttc ggc ctg 384  
 Asn Ile Leu Ile Asp Asp Gly Asp Ile Thr Ala Pro Pro Phe Gly Leu  
 125 115 120  
 70 <400> 8  
 aac tcg gtc atc acc ccg aac ctg ttc ccc ggt gtg tcg atc tcg gca 432  
 Asn Ser Val Ile Thr Pro Asn Leu Phe Pro Gly Val Ser Ile Ser Ala  
 140 130 135

5	gat ctg ggc aac ggc ccc ggc atc cag gaa gtc gca acg ttc tcg gtc Asp Leu Gly Asn Gly Pro Gly Ile Gln Glu Val Ala Thr Phe Ser Val 145 150 155 160	480
10	gac gtc tcc ggc gcc gag ggt ggc gtg gcc gtg tcg aac gcc cac ggc Asp Val Ser Gly Ala Glu Gly Val Ala Val Ser Asn Ala His Gly 165 170 175	528
15	acc gtg acc ggt gcg gcc ggc ggt gtg ctg ctg cgt ccg ttc gcc cgc Thr Val Thr Gly Ala Ala Gly Gly Val Leu Leu Arg Pro Phe Ala Arg 180 185 190	576
20	ctg atc gcc tcg acc ggt gac tcg gtc acc acc tac ggc gaa ccc tgg Leu Ile Ala Ser Thr Gly Asp Ser Val Thr Thr Tyr Gly Glu Pro Trp 195 200 205	624
	aac atg aac tga Asn Met Asn 210	636

5 <210> 2  
 <211> 1423  
 <212> DNA  
 <213> *Mycobacterium smegmatis*  
 10 <220>  
 <221> -10\_signal  
 <222> (323)..(328)  
 <223> vermuteter Promotor  
 15 <220>  
 <221> CDS  
 <222> (499)..(1134)  
 <223> *mspA*-Gen  
 20 <220>  
 <221> RBS  
 <222> (492)..(496)  
 <223> vermutete Ribosomenbindestelle  
 25 <400> 2  
 gttaacggag tcggggccgtc gatacggcg gaaagatcat cggcagatt ggccctgg 60  
 taaaccccg taaacactgg taccggcggt ccgcgcggaa aaagggtttg cttcacgg 120  
 aatatgtgac ctgaattgca cttcacgggt aaaagcggag gtaaccgacg gttgcccg 180  
 caccctcaca gcttgggcca aggtgacgtg cagcgcacgc ctggcggtgc cggatggcg 240  
 30 tcaccgcaaa gtgtcaggca ctgcccggaa gtcagtcagc aaacttcact gcccgtgtgg 300  
 tgcgaagtgc ggttgtggg cgtatccgtt gctgccgcgc gcccgtggcgt ttatgttct 360  
 35 gctgccaact gtgagcgagg cattagagac agatgtgatc ctcttagatc tccgaagtct 420  
 ctgaacaggt gttgagccgg ttgcagacaa caaaacaggt gggctggagg gcccggcggc 480  
 gatacagttt gggagaac atg aag gca atc agt cgg gtg ctg atc gcg atg 531  
 Met Lys Ala Ile Ser Arg Val Leu Ile Ala Met  
 40 1 5 10  
 gtt gca gcc atc gcg gcg ctt ttc acg agc aca ggc acc tct cac gca 579  
 Val Ala Ala Ile Ala Leu Phe Thr Ser Thr Gly Thr Ser His Ala  
 15 20 25  
 ggc ctg gac aac gag ctg agc ctc gtt gat ggc cag gac cgc acc ctc 627  
 Gly Leu Asp Asn Glu Leu Ser Leu Val Asp Gly Gln Asp Arg Thr Leu  
 30 35 40  
 50 acc gtg cag cag tgg gac acc ttc ctc aat ggt gtg ttc ccc ctg gac 675  
 Thr Val Gln Gln Trp Asp Thr Phe Leu Asn Gly Val Phe Pro Leu Asp  
 45 50 55  
 55 cgc aac cgt ctt acc cgt gag tgg ttc cac tcc ggt cgc gcc aag tac 723  
 Arg Asn Arg Leu Thr Arg Glu Trp Phe His Ser Gly Arg Ala Lys Tyr  
 60 65 70 75  
 60 atc gtg gcc ggc ccc ggt gcc gac gag ttc gag ggc acg ctg gaa ctc 771  
 Ile Val Ala Gly Pro Gly Ala Asp Glu Phe Glu Gly Thr Leu Glu Leu  
 80 85 90  
 ggc tac cag atc ggc ttc ccg tgg tcg ctg ggt gtg ggc atc aac ttc 819

	Gly Tyr Gln Ile Gly Phe Pro Trp Ser Leu Gly Val Gly Ile Asn Phe	95	100	105	
5	agc tac acc acc ccg aac atc ctg atc gac gac ggt gac atc acc gct Ser Tyr Thr Pro Asn Ile Leu Ile Asp Asp Gly Asp Ile Thr Ala	110	115	120	867
10	ccg ccg ttc ggc ctg aac tcg gtc atc acc ccg aac ctg ttc ccc ggt Pro Pro Phe Gly Leu Asn Ser Val Ile Thr Pro Asn Leu Phe Pro Gly	125	130	135	915
15	gtg tcg atc tcg gca gat ctg ggc aac ggc ccc ggc atc cag gaa gtc Val Ser Ile Ser Ala Asp Leu Gly Asn Gly Pro Gly Ile Gln Glu Val	140	145	150	963
20	gca acg ttc tcg gtc gac gtc tcc ggc gcc gag ggt ggc gtg gcc gtg Ala Thr Phe Ser Val Asp Val Ser Gly Ala Glu Gly Gly Val Ala Val	160	165	170	1011
25	tcg aac gcc cac ggc acc gtg acc ggt gcg gcc ggc ggt gtg ctg ctg Ser Asn Ala His Gly Thr Val Thr Gly Ala Ala Gly Gly Val Leu Leu	175	180	185	1059
30	cgt ccg ttc gcc cgc ctg atc gcc tcg acc ggt gac tcg gtc acc acc Arg Pro Phe Ala Arg Leu Ile Ala Ser Thr Gly Asp Ser Val Thr Thr	190	195	200	1107
35	tac ggc gaa ccc tgg aac atg aac tga ttccctggacc gccgttcggt Tyr Gly Glu Pro Trp Asn Met Asn	205	210		1154
40	cgctgagacc gcttgagatc ggccgcgtccc gctcccggtg tcgtcagctc atcggtgaca cgtgaactga cactttcct agccggagcg kacgcgcgcga tcttgttgc tgagcagttc tcagtcgcgc cgccgcaaca ccagcgctga cggcgtacgc agcctgccc ccaccgcgcg ccagggacgc cccagcctgg gcaccacctc agcggtcggc acgatgcgcg gatcggtcac ctcgaacgta tcaccgttca tcaccgcgc				1214 1274 1334 1394 1423

<210> 3  
 <211> 211  
 <212> PRT  
 <213> *Mycobacterium smegmatis*

5

<220>  
 <221> SIGNAL  
 <222> (1)..(27)  
 <223> vermutete Signalsequenz des MspA-Proteins

10

<220>  
 <221> PEPTIDE  
 <222> (28)..(211)  
 <223> reifes MspA-Protein

15

<400> 3  
 Met Lys Ala Ile Ser Arg Val Leu Ile Ala Met Val Ala Ala Ile Ala  
 1 5 10 15

20

Ala Leu Phe Thr Ser Thr Gly Thr Ser His Ala Gly Leu Asp Asn Glu  
 20 25 30

Leu Ser Leu Val Asp Gly Gln Asp Arg Thr Leu Thr Val Gln Gln Trp  
 35 40 45

Asp Thr Phe Leu Asn Gly Val Phe Pro Leu Asp Arg Asn Arg Leu Thr  
 50 55 60

30

Arg Glu Trp Phe His Ser Gly Arg Ala Lys Tyr Ile Val Ala Gly Pro  
 65 70 75 80

Gly Ala Asp Glu Phe Glu Gly Thr Leu Glu Leu Gly Tyr Gln Ile Gly  
 85 90 95

35

Phe Pro Trp Ser Leu Gly Val Gly Ile Asn Phe Ser Tyr Thr Thr Pro  
 100 105 110

Asn Ile Leu Ile Asp Asp Gly Asp Ile Thr Ala Pro Pro Phe Gly Leu  
 115 120 125

40

Asn Ser Val Ile Thr Pro Asn Leu Phe Pro Gly Val Ser Ile Ser Ala  
 130 135 140

Asp Leu Gly Asn Gly Pro Gly Ile Gln Glu Val Ala Thr Phe Ser Val  
 145 150 155 160

Asp Val Ser Gly Ala Glu Gly Val Ala Val Ser Asn Ala His Gly  
 165 170 175

50

Thr Val Thr Gly Ala Ala Gly Gly Val Leu Leu Arg Pro Phe Ala Arg  
 180 185 190

Leu Ile Ala Ser Thr Gly Asp Ser Val Thr Thr Tyr Gly Glu Pro Trp  
 195 200 205

55

Asn Met Asn  
 210

60

<210> 4  
 <211> 558  
 <212> DNA  
 <213> Künstliche Sequenz

5  
 <220>  
 <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: synthetisch

10  
 <220>  
 <221> CDS  
 <222> (1)...(558)  
 <223> synmspA-Gen

15 <400> 4  
 atg ggc ctg gac aac gaa ctg tcc ctg gtt gac ggc cag gac cgt acc 48  
 Met Gly Leu Asp Asn Glu Leu Ser Leu Val Asp Gly Gln Asp Arg Thr  
 1 5 10 15

20 ctg acc gtt cag cag tgg gac acc ttc ctg aac ggt gtt ttc ccg ctg 96  
 Leu Thr Val Gln Gln Trp Asp Thr Phe Leu Asn Gly Val Phe Pro Leu  
 20 25 30

gac cgt aac cgt ctg acc cgt gaa tgg ttc cac tcc ggt cgt gcg aaa 144  
 Asp Arg Asn Arg Leu Thr Arg Glu Trp Phe His Ser Gly Arg Ala Lys  
 35 40 45

tac atc gtt gcg ggt ccg ggt gcg gac gag ttc gaa ggt acc ctg gaa 192  
 Tyr Ile Val Ala Gly Pro Gly Ala Asp Glu Phe Glu Gly Thr Leu Glu  
 50 55 60

30 ctg ggt tac cag atc ggc ttc ccg tgg tcc ctg ggt gtt atc aac 240  
 Leu Gly Tyr Gln Ile Gly Phe Pro Trp Ser Leu Gly Val Gly Ile Asn  
 65 70 75 80

35 ttc tct tac acc acc ccg aac atc ctg atc gac gac ggt gac atc acc 288  
 Phe Ser Tyr Thr Pro Asn Ile Leu Ile Asp Asp Gly Asp Ile Thr  
 85 90 95

40 gct ccg ccg ttc ggt ctg aac tct gtt atc acc ccg aac ctg ttc ccg 336  
 Ala Pro Pro Phe Gly Leu Asn Ser Val Ile Thr Pro Asn Leu Phe Pro  
 100 105 110

ggt gtt tct atc tct gct gat ctg ggc aac ggt ccg ggt atc cag gaa 384  
 Gly Val Ser Ile Ser Ala Asp Leu Gly Asn Gly Pro Gly Ile Gln Glu  
 115 120 125

gtt gct acc ttc tct gta gac gtc tct ggt gct gaa ggt ggt gtt gct 432  
 Val Ala Thr Phe Ser Val Asp Val Ser Gly Ala Glu Gly Gly Val Ala  
 130 135 140

50 gtt tct aac gct cac ggc acc gtt acc ggt gcg gct ggc ggt gtt ctg 480  
 Val Ser Asn Ala His Gly Thr Val Thr Gly Ala Ala Gly Gly Val Leu  
 145 150 155 160

55 ctg cgt ccg ttc gct cgt ctg atc gct tct acc ggt gac tct gtt acc 528  
 Leu Arg Pro Phe Ala Arg Leu Ile Ala Ser Thr Gly Asp Ser Val Thr  
 165 170 175

60 acc tac ggt gaa ccg tgg aac atg aac tga 558  
 Thr Tyr Gly Glu Pro Trp Asn Met Asn  
 180 185

<210> 5  
 <211> 185  
 <212> PRT  
 <213> Künstliche Sequenz

5

<220>  
 <221> PEPTIDE  
 <222> (1)...(184)  
 <223> rMspA

10

<220>  
 <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:synthetisch

&lt;400&gt; 5

15 Met Gly Leu Asp Asn Glu Leu Ser Leu Val Asp Gly Gln Asp Arg Thr  
 1 5 10 15

Leu Thr Val Gln Gln Trp Asp Thr Phe Leu Asn Gly Val Phe Pro Leu  
 20 25 30

20

Asp Arg Asn Arg Leu Thr Arg Glu Trp Phe His Ser Gly Arg Ala Lys  
 35 40 45

Tyr Ile Val Ala Gly Pro Gly Ala Asp Glu Phe Glu Gly Thr Leu Glu  
 50 55 60

Leu Gly Tyr Gln Ile Gly Phe Pro Trp Ser Leu Gly Val Gly Ile Asn  
 65 70 75 80

30

Phe Ser Tyr Thr Thr Pro Asn Ile Leu Ile Asp Asp Gly Asp Ile Thr  
 85 90 95

Ala Pro Pro Phe Gly Leu Asn Ser Val Ile Thr Pro Asn Leu Phe Pro  
 100 105 110

35

Gly Val Ser Ile Ser Ala Asp Leu Gly Asn Gly Pro Gly Ile Gln Glu  
 115 120 125

40

Val Ala Thr Phe Ser Val Asp Val Ser Gly Ala Glu Gly Gly Val Ala  
 130 135 140

Val Ser Asn Ala His Gly Thr Val Thr Gly Ala Ala Gly Gly Val Leu  
 145 150 155 160

Leu Arg Pro Phe Ala Arg Leu Ile Ala Ser Thr Gly Asp Ser Val Thr  
 165 170 175

Thr Tyr Gly Glu Pro Trp Asn Met Asn  
 180 185

50

## Patentansprüche

1. Verfahren zur Herstellung eines in Gram-positiven Bakterien vorkommenden kanalbildenden Proteins, wobei das kanalbildende Protein durch heterologe Expression oder durch Aufreinigung aus Mycobakterien gewonnen wird.
- 5
2. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das Gram-positive Bakterium ein mindestens eine Mycolsäure enthaltendes Bakterium ist.
- 10
3. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das Bakterium ein Mykobakterium, vorzugsweise *Mycobacterium smegmatis*, ist.
- 15
4. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das kanalbildende Protein ein Porin ist.
- 5
5. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das Porin gegenüber organischen Lösungsmitteln chemisch stabil ist.
- 20
6. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das Porin bis zu einer Temperatur von 80°C, vorzugsweise 100°C, thermisch stabil ist.
- 6
7. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das Porin MspA ist.
- 7
- 30 8. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die heterologe Expression in *E.coli* durchgeführt wird.
- 8
9. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei das kanalbildende Protein durch Überexpression, vorzugsweise aus *E.coli* oder Mycobakterien, gewonnen wird.
- 35

10. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei zur Expression ein für ein kanalbildendes Protein, vorzugsweise ein Porin, codierendes Gen benutzt wird.

5

11. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei zur Expression ein *mspA*-Gen gemäß Sequenz 1 benutzt wird.

10

12. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei zur Expression ein von der Sequenz 1 abgeleitetes mutiertes Gen benutzt wird, wobei die Mutation so ausgebildet ist, daß die chemische und thermische Stabilität sowie die kanalartige Struktur des exprimierten Proteins im wesentlichen denen von *MspA* entspricht.

15

13. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die Mutation im wesentlichen in einer Angleichung der Codons von *mspA* an die Codons der in *E.coli* hoch exprimierten Gene besteht.

20

14. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei zur Überexpression ein mutiertes Gen benutzt wird, wobei die Mutation im wesentlichen darin besteht, daß der GC-Gehalt auf weniger als 66% vermindert ist.

5

15. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei zur Überexpression das *synmspA*-Gen gemäß Sequenz 4 benutzt wird.

30

16. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei ein zur Überexpression in *E.coli* geeigneter Vektor verwendet wird, in den das *synmspA*-Gen gemäß Sequenz 4 eingesetzt ist.

17. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die kanalbildenden Proteine mittels nicht-ionischer oder zwitterionischer Detergentien aus der Zellwand von Gram-positiven Bakterien gewonnen werden.

5

18. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die Detergentien aus der folgenden Gruppe ausgewählt sind: Isotridecylpoly(ethyleneglycolether)<sub>n</sub>, Alkylglucoside, besonders Octylglucosid, Alkylmaltoside, besonders Dodecylmaltosid, Alkylthioglucoside, besonders Octylthioglucosid, Octyl-Polyethylenoxide und Lauyldiamminoxid.

10

19. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die Temperatur bei der Extraktion zwischen 80 und 110 °C, vorzugsweise zwischen 90 und 100 °C, beträgt.

15

20. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die Extraktionszeit 5 bis 120 Minuten, vorzugsweise 25 – 35 Minuten, beträgt.

20

21. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei ein Puffer mit einer Ionenstärke von mehr als 50 mM NaCl oder Na-Phosphat benutzt wird.

22. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei durch heterologe Expression gewonnenes MspA durch Anlegen einer Gleichspannung renaturiert wird.

30

23. Kanalbildendes Protein aus einem Gram-positiven Bakterium hergestellt nach dem Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche.

24. Gen kodierend für ein kanalbildendes Protein, vorzugsweise ein Porin, aus Gram-positiven Bakterien.

Fig. 2

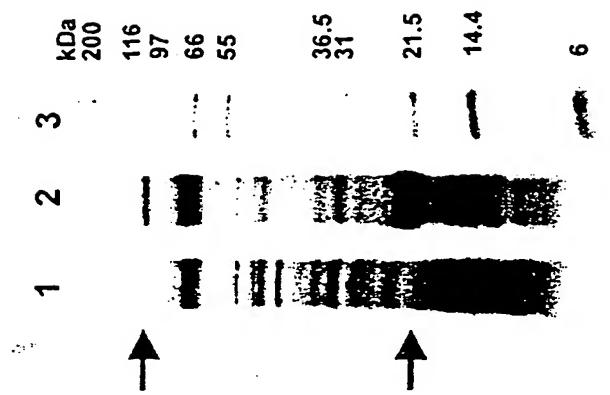
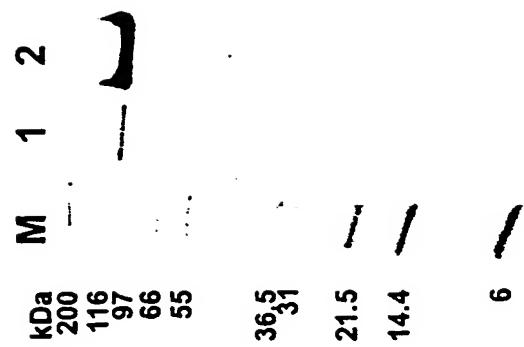


Fig. 1



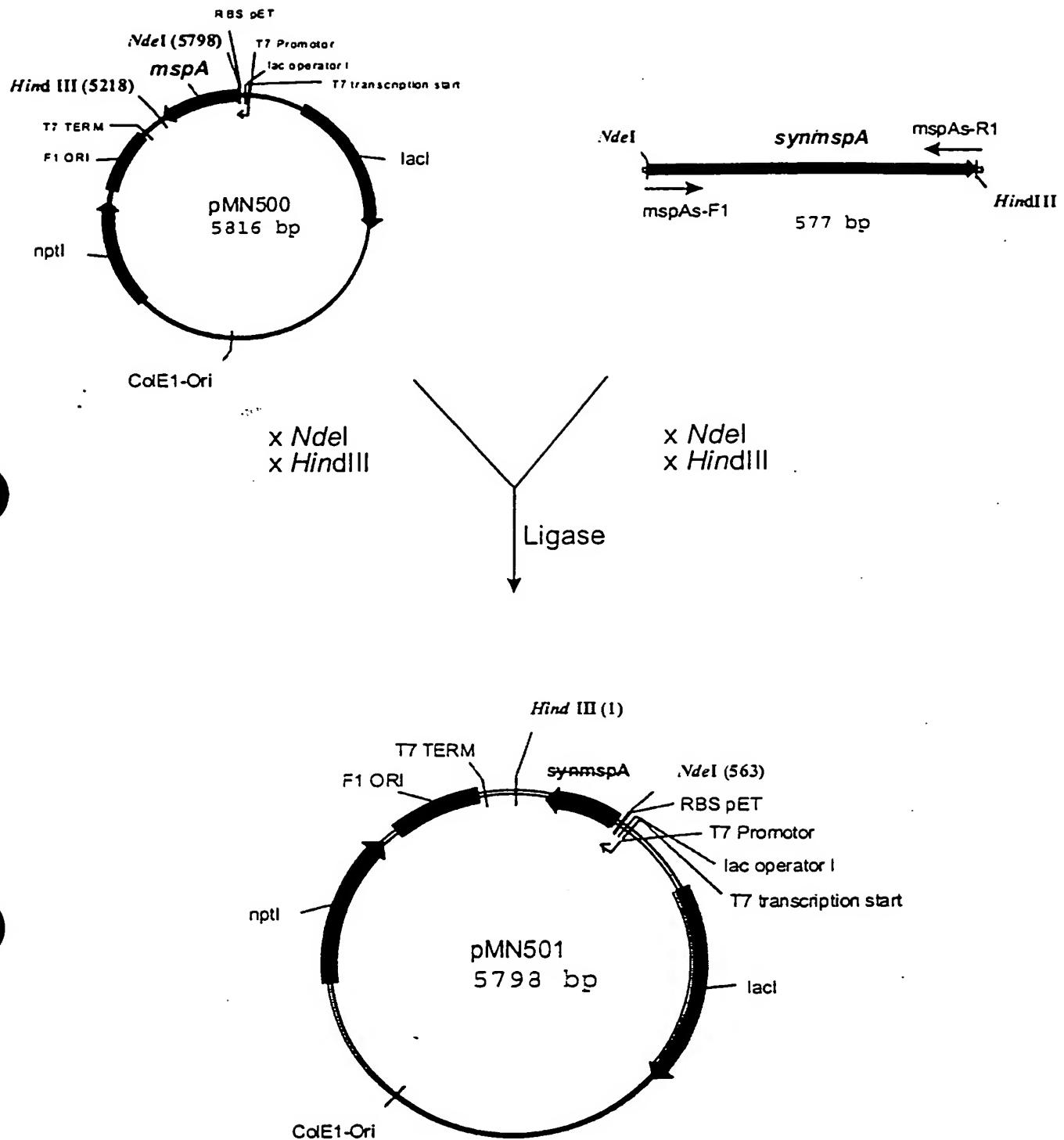


Fig. 3

Fig. 5

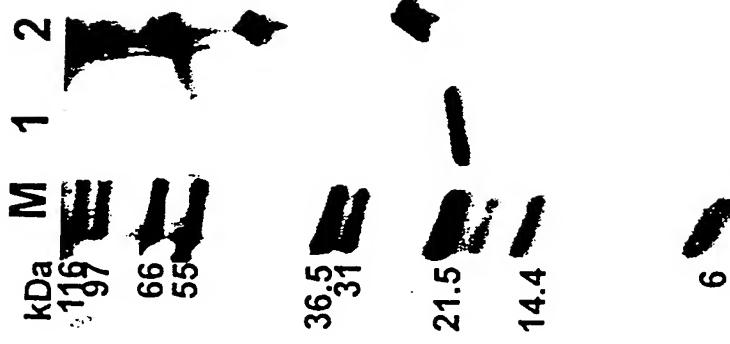
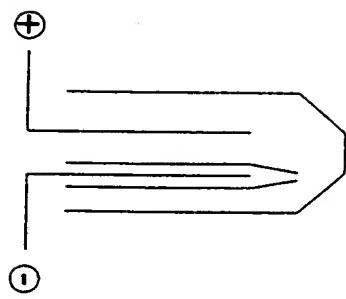


Fig. 4



BEST AVAILABLE COPY

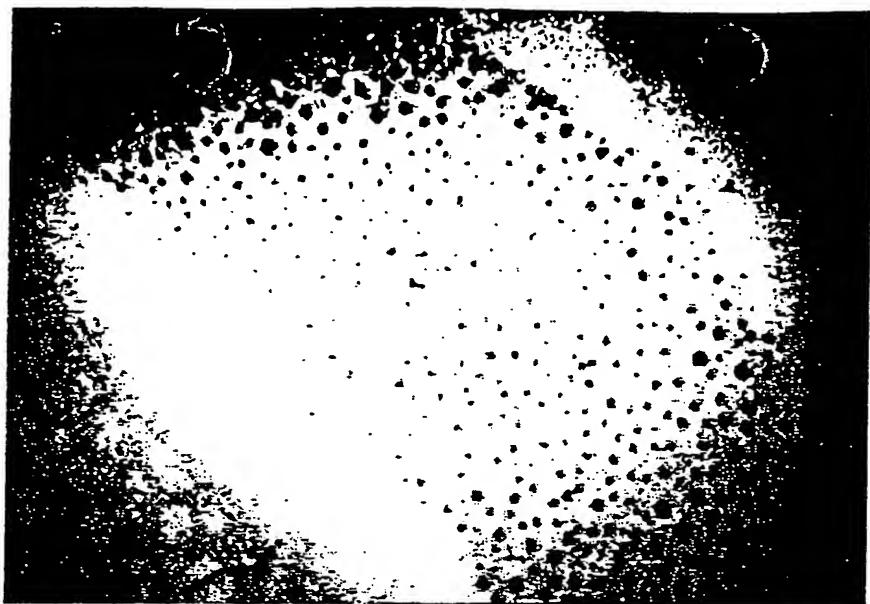


Fig. 6a

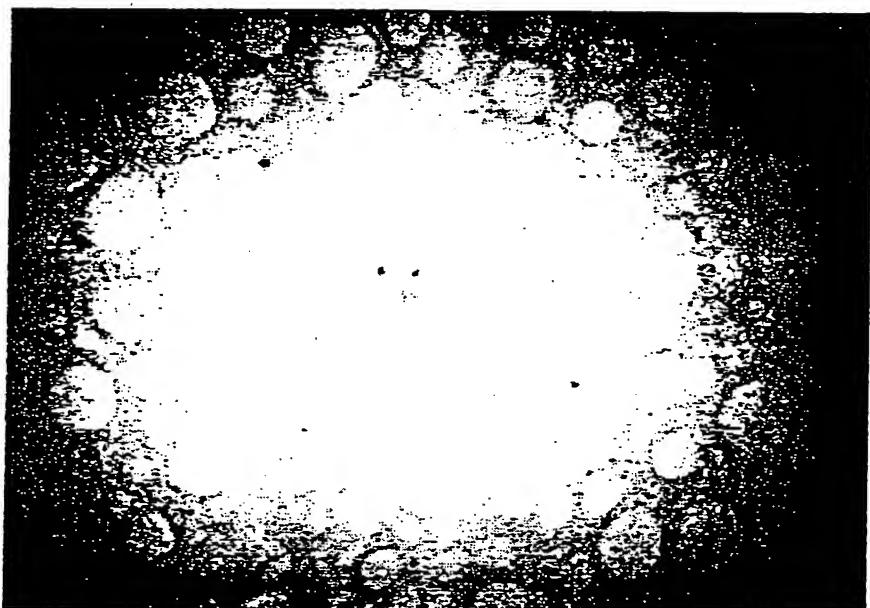


Fig. 6b

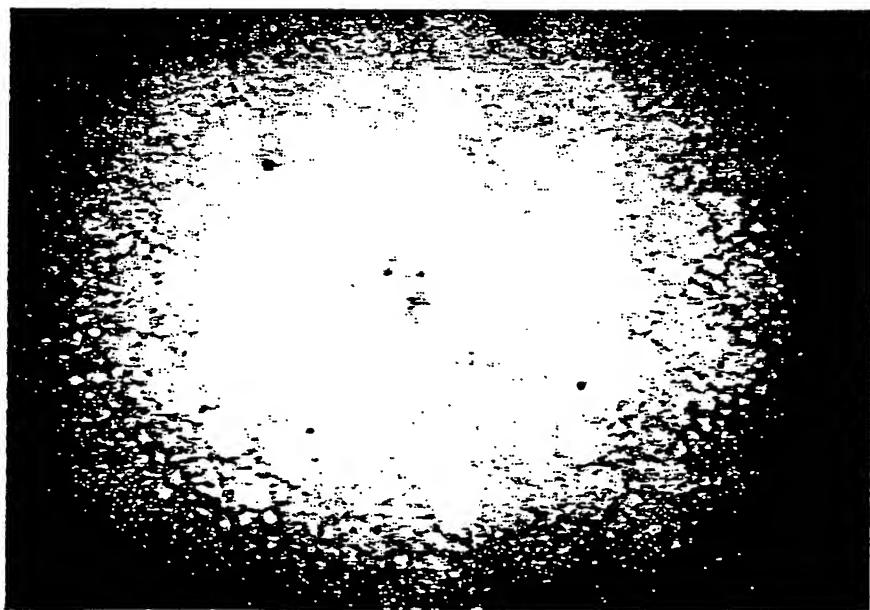


Fig. 6c

Title Page Blank (uspto)